

(19)



Europäisches Patentamt

European Patent Office

Office européen des brevets



(11)

EP 0 780 687 A2

(12)

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(43) Veröffentlichungstag:
25.06.1997 Patentblatt 1997/26

(51) Int. Cl.⁶: G01N 33/68, G01N 33/543,
C07K 14/47, G01N 33/96

(21) Anmeldenummer: 96119774.6

(22) Anmeldetag: 10.12.1996

(84) Benannte Vertragsstaaten:
CH DE DK FI FR GB IT LI

(30) Priorität: 21.12.1995 DE 19548028

(71) Anmelder: BAYER AG
51368 Leverkusen (DE)

(72) Erfinder:

- Doth, Margit, Dr.
47800 Krefeld (DE)
- Petry, Christoph, Dr.
47800 Krefeld (DE)
- Petesch, Nicole, Dr
42115 Wuppertal (DE)

(54) Verfahren zur Herstellung eines synthetischen Kalibrators für Sandwich-Immunoassays

(57) Ein Konjugat bestehend aus einer Sequenz des Analyten und einem Antikörper gegen einen der im Test verwendeten Antikörper kann in wäßriger Lösung

in genau bekannter Menge als stabiler Kalibrator in einem Sandwich-Immunoassay zum Nachweis des Analyten eingesetzt werden.

Fig. 2a

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator

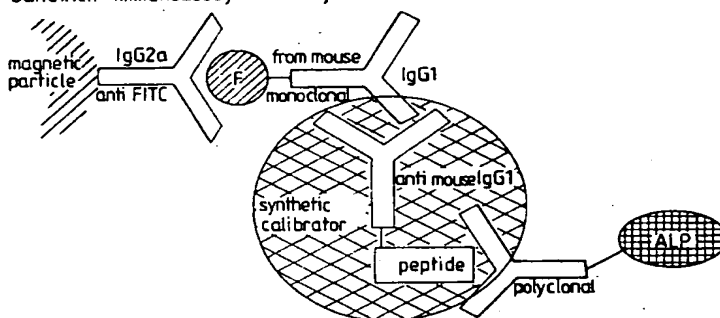
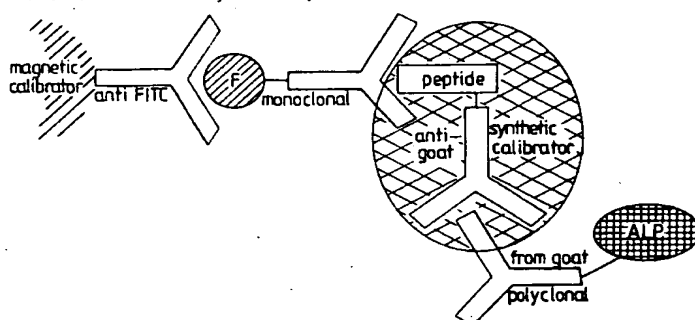


Fig. 2b

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator



BEST AVAILABLE COPY

EP 0 780 687 A2

Beschreibung

Zum Nachweis von Proteinen in Serum- oder Urinproben für medizinisch-diagnostische Zwecke werden häufig wegen besonders guter Spezifität und Sensitivität Immunoassays eingesetzt. Dazu bedarf es neben einem oder zwei spezifischen Antikörpern eines Kalibrators, der als Vergleichsmaßstab zur Quantifizierung der Patientenproben benutzt wird. Besonders für automatisierte Assays in großen Analyselaboratorien ist die Lagerung der Kalibratoren bei 4°C für mehrere Wochen bis Monate wünschenswert. Diese Anforderungen an die Stabilität der Kalibratorformulierung können je nach Analyt Schwierigkeiten bereiten, wenn z.B. die Löslichkeit unter physiologischen Salz- und pH-Bedingungen nicht gewährleistet ist. Als Beispiel seien hier Troponin I und Troponin T genannt, die nur in denaturierenden Lösungen (6 M Harnstoff, 0.01 M Dithiothreitol) hinreichend stabil und löslich sind. Mit dieser denaturierenden Formulierung kann jedoch kein Immunoassay etabliert werden, da die Antikörper unter dieser Behandlung leiden.

Es ist bekannt, daß Proteine in Lösung wenig stabil sind und daß sie enthaltene Reagenzien häufig in gefriergetrockneter Form vertrieben werden, mit einem Lösungsmittel geeigneter Zusammensetzung, in dem sie vor der Verwendung von dem Benutzer aufgelöst werden müssen. Wenn man die auf diese Weise erhaltenen Lösungen bei 4°C aufbewahrt, kann man sie während mehrerer Tage benutzen, selbst wenn die tägliche Bestimmung eine gewisse Veränderung der Konzentration des Reagens zeigt. So werden im allgemeinen - und es wird auch im Fall von Troponin I und Troponin T empfohlen - die ausgehend von dem gefriergetrockneten Material erhaltenen Vergleichslösungen für längere Lagerung in Einheitsdosisform einzufrieren.

Die vorliegende Erfindung betrifft einen synthetischen Kalibrator mit sehr guter Stabilität für den Einsatz in Sandwich-Immunoassays zur Bestimmung medizinisch relevanter Analyten in Blut-, Plasma-, Serum- oder Urinproben. Die Besonderheit von Sandwich-Immunoassays besteht in der Benutzung zweier für den Analyten spezifischer Antikörper, die an unterschiedlichen Erkennungsstellen (Epitopen) binden, so daß der Analyt zwischen diesen beiden Antikörpern liegt (siehe Abb. 1). Ein Kalibrator für einen Sandwich-Immunoassay muß demnach auch zwei Bindestellen besitzen: eine für jeweils einen der benutzten Antikörper. Oft ist das Epitop wenigstens eines Antikörpers in Form der Aminosäuresequenz bekannt, so daß eine Bindestelle aus diesem Peptid, d.h. einer Teilsequenz des Analyten bestehen kann. Ist das Epitop des zweiten Antikörpers unbekannt, oder hat es eine dreidimensionale Struktur, kann diese Erkennungsstelle nicht mit einem Peptid simuliert werden. Um trotzdem einen Sandwich auszubilden, kann man die Bindungsfähigkeit des Antikörpers an einer anderen als der Antigenerkennungsstelle nutzen. Eine Möglichkeit besteht in der Anwendung von Antikörpern, oder Antikörperfragmenten, die gegen den

genannten Antikörper gerichtet sind. Konjugiert man an diesen Antikörper an das oben erwähnte Peptid, so erhält man einen synthetischen Kalibrator, der jeweils eine Bindestelle für die im Sandwich-Immunoassay verwendeten Antikörper trägt (siehe Abb. 2a und b).

Die chemische Konjugation verläuft nach bekannten Methoden, die in der Literatur (S.S. Wong, Chemistry of protein conjugation and cross-linking, 1991, CRC Press Inc. ISBN 0-8493-5886-8) beschrieben sind.

Die Erfindung betrifft insbesondere ein synthetisches Kalibratormaterial für das kardiale Troponin I, ein herzspezifisches Protein, das bei der Diagnostik des akuten Myokardinfarktes eine Rolle spielt. Der Kalibrator besteht aus je einem Peptid dieses Analyten, das an Antikörper konjugiert wurde. Diese Antikörper reagieren mit den für den Nachweis des Analyten im Test eingesetzten Antikörpern. Bei den Peptiden handelt es sich um Epitope der analytspezifischen Antikörper, das sind i.d.R. Proteinsequenzen aus der Moleküloberfläche. Sie können mit handelsüblichen Synthesizern hergestellt werden. Unter Peptiden sind auch Peptid-Derivate zu verstehen, in denen eine oder mehrere Aminosäuren durch eine chemische Reaktion derivatisiert worden sind. Beispiele von erfindungsgemäßen Peptidderivaten sind insbesondere solche Moleküle, in denen das Backbone oder/und reaktive Aminosäureseitengruppen, zum Beispiel freie Aminogruppen, freie Carboxylgruppen oder/und freie Hydroxylgruppen, derivatisiert worden sind. Spezifische Beispiele für Derivate von Aminogruppen sind Sulfonsäure- oder Carbonsäureamide, Thiourethanderivate und Ammoniumsalze, zum Beispiel Hydrochloride. Beispiele für Carboxylgruppenderivate sind Salze, Ester und Amide. Beispiele für Hydroxylgruppenderivate sind O-Acyl- oder O-Alkylderivate.

Weiterhin umfaßt der Begriff Peptidderivat auch solche Peptide, in denen eine oder mehrere Aminosäuren durch natürlich vorkommende oder nicht-natürlich vorkommende Aminosäurehomologe der 20 „Standard“-Aminosäuren ersetzt werden. Beispiele für solche Homologe sind 4-Hydroxyprolin, 5-Hydroxylysin, 3-Methylhistidin, Homoserin, Ornithin, β -Alanin und 4-Aminobuttersäure. Die Peptidderivate müssen eine im wesentlichen äquivalente Spezifität oder/und Affinität der Bindung an die Antikörper aufweisen, wie die Peptide, aus denen sie abgeleitet sind. Die Länge der Peptide beträgt üblicherweise mindestens 4 Aminosäuren. Bevorzugt liegt die Länge zwischen 4 bis 30 und besonders bevorzugt zwischen 4 bis 15 Aminosäuren.

An den Peptiden wurde C-terminal ein Cystein zur Erleichterung der Konjugation angehängt. Zur Kopplung wurde eine für die Proteinkonjugation bekannte Methode gewählt (S. Yoshitake et al., Eur. J. Biochem., 101:395, 1979). Die Antikörper wurden mit SMCC aktiviert, indem 20 mM SMCC in DMF gelöst und als 25-facher Überschuß zum Antikörper gegeben wurde. Die Mischung inkubierte 25 min bei 25°C. Beendet wurde die Reaktion durch Zugabe von 1 μ M Glycinlösung (10 min, 25°C). Die Peptide wurden entweder über die Sulf-

hydrylgruppe in ihrer Sequenz oder durch Einfügen einer solchen mit 2-IT an den aktivierten Antikörper gebunden. Die Anzahl der Peptide pro Antikörper liegt üblicherweise bei 1 bis 50, bevorzugt bei 1 bis 10 und die Anzahl der verschiedene Peptidsequenzen liegt zwischen 1 und 20, bevorzugt 1-5, besonders bevorzugt 1.

Zur Reinigung der Kalibratorsubstanz, d.h. Abtrennung der niedermolekularen Peptide wurde eine Gelchromatographie (Superdex 200) durchgeführt. Anschließend erfolgte UV-spektrometrischen Konzentrationsbestimmung und Stabilisierung über 0.5% BSA/0.1 % Natriumazid. Möglich ist weiterhin eine Affinitäts-chromatographische Reinigung zur Abtrennung unmarkierten Antikörpers über die sequenzspezifischen Antikörper, die auch im Immunoassay eingesetzt werden.

Beispiele

Beispiel 1

Ein Peptid mit der Sequenz RAYATEPHAKKKS (Sequenz 1) wurde an einen anti-Maus-Antikörper konjugiert werden. Der Immunoassay lief nach dem Schema in Abb. 2a ab. Der monoklonale Antikörper hatte den Isotyp IgG1. Folglich muß der anti-Maus Kalibratorantikörper gegen IgG1 gerichtet sein. Er reagiert nicht mit IgG2a (anti-FITC) auf den Magnetpartikeln. Der polyklonale Antikörper erkennt das Peptid der genannten Sequenz. Damit wird ein Sandwich gebildet, bei dem der Analyt Tnl durch den synthetischen Kalibrator ersetzt wird.

Automatisierter Sandwich-Assay

Der künstliche Kalibrator wurde auf dem automatisierten Technicon Analyser Immuno 1® (Bayer Diagnostics) eingesetzt. Das Assay-Format war ein Sandwich unter Benutzung folgender Antikörper: 1. monoklonaler Antikörper gegen humanes kardiales Troponin I, 2. polyklonaler Antikörper aus Ziege, affinitätsgereinigt gegen das Peptid der Sequenz 1. Der erste Antikörper des Sandwich bindet anti-Maus IgG1 des künstlichen Kalibrators. Er ist mit FITC markiert und wird über anti-FITC auf Magnetpartikeln immobilisiert. Der 2. Antikörper des Sandwich reagiert mit dem Peptid auf dem synthetischen Kalibrator. Er trägt alkalische Phosphatase und katalysiert die Farbreaktion. Die Antikörper-Inkubation erfolgte sequentiell. Bei diesem Testverfahren konnte eine der Konzentration der Kalibratorsubstanz proportionale Zunahme der Farbintensität gezeigt werden.

Beispiel 2

Ein anderer Kalibrator wurde gebildet aus der Sequenz TGLGFAELQDLQRQIHARVD (Sequenz 2) und einem anti-Ziege Antikörper (Abb. 2b). Das Peptid wird dabei von dem monoklonalen Antikörper erkannt.

Der anti-Ziege Antikörper des Kalibrators bindet an den polyklonalen Antikörper aus der Ziege, der das Enzym für die Farbreaktion trägt.

Automatisierter Sandwich-Assay

Der künstliche Kalibrator nach Beispiel 2 wurde ebenfalls auf dem automatisierten Technicon Analyser Immuno 1® (Bayer Diagnostics) eingesetzt. Das Assay-Format war ein Sandwich unter Benutzung folgender Antikörper: 1. monoklonaler Antikörper gegen die Sequenz 2 des humanen kardialen Troponin I, 2. polyklonaler Antikörper aus Ziege gegen humanes kardiales Troponin. Der erste Antikörper des Sandwich bindet an das Peptid der Sequenz 2. Er ist mit FITC markiert und wird über anti-FITC auf Magnetpartikeln immobilisiert. Der 2. Antikörper des Sandwich reagiert mit dem anti-Ziege-Antikörper des synthetischen Kalibrators. Er trägt alkalische Phosphatase und katalysiert die Farbreaktion. Die Antikörper-Inkubation erfolgte sequentiell. Auch bei diesem Testverfahren konnte eine der Konzentration der Kalibratorsubstanz proportionale Zunahme der Farbintensität gezeigt werden.

Patentansprüche

1. Kalibrator zur Verwendung in einem Sandwich-Immunoassay bestehend aus einem Konjugat von einem Antikörper mit einem für den Analyten spezifischen Peptid oder Peptidderivat.
2. Kalibrator gemäß Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Antikörper gegen einen anderen im Immunoassay verwendeten Antikörper gerichtet ist.
3. Kalibrator gemäß den Ansprüchen 1 und 2, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Antikörper um einen monoklonalen oder polyklonalen, oder Fragmente hiervon handelt.
4. Kalibrator gemäß den Ansprüchen 1 bis 3, dadurch gekennzeichnet, daß die Peptide oder Peptidderivate eine Länge von 4 bis 30 Aminosäuren aufweisen.
5. Kalibrator nach Ansprüchen 1 bis 4, dadurch gekennzeichnet, daß 1 bis 50 Peptide oder Peptidderivate als Bindestellen in dem Konjugat vorhanden sind.
6. Flüssig stabile Kalibratorlösung enthaltend den Kalibrator gemäß den Ansprüchen 1 bis 5 in wäßriger Lösung.
7. Kalibrator nach Anspruch 6, dadurch gekennzeichnet, daß die wäßrige Lösung zusätzlich weitere Hilfsstoffe wie Puffer, Stabilisatoren, Konservierungsmittel, Detergenzien und Kosolventien ent-

hält.

8. Kalibrator nach den Ansprüchen 1 bis 7, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei den Peptiden oder Peptidderivaten um Sequenzen aus der Aminosäureabfolge des Troponin I handelt. 5
9. Kalibrator nach den Ansprüchen 1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei den Peptiden um die Sequenz 1 und/oder Sequenz 2 handelt. 10
10. Verwendung des Kalibrators gemäß den Ansprüchen 1 bis 9 zur Herstellung von diagnostischen Testmitteln. 15.

20

25

30

35

40

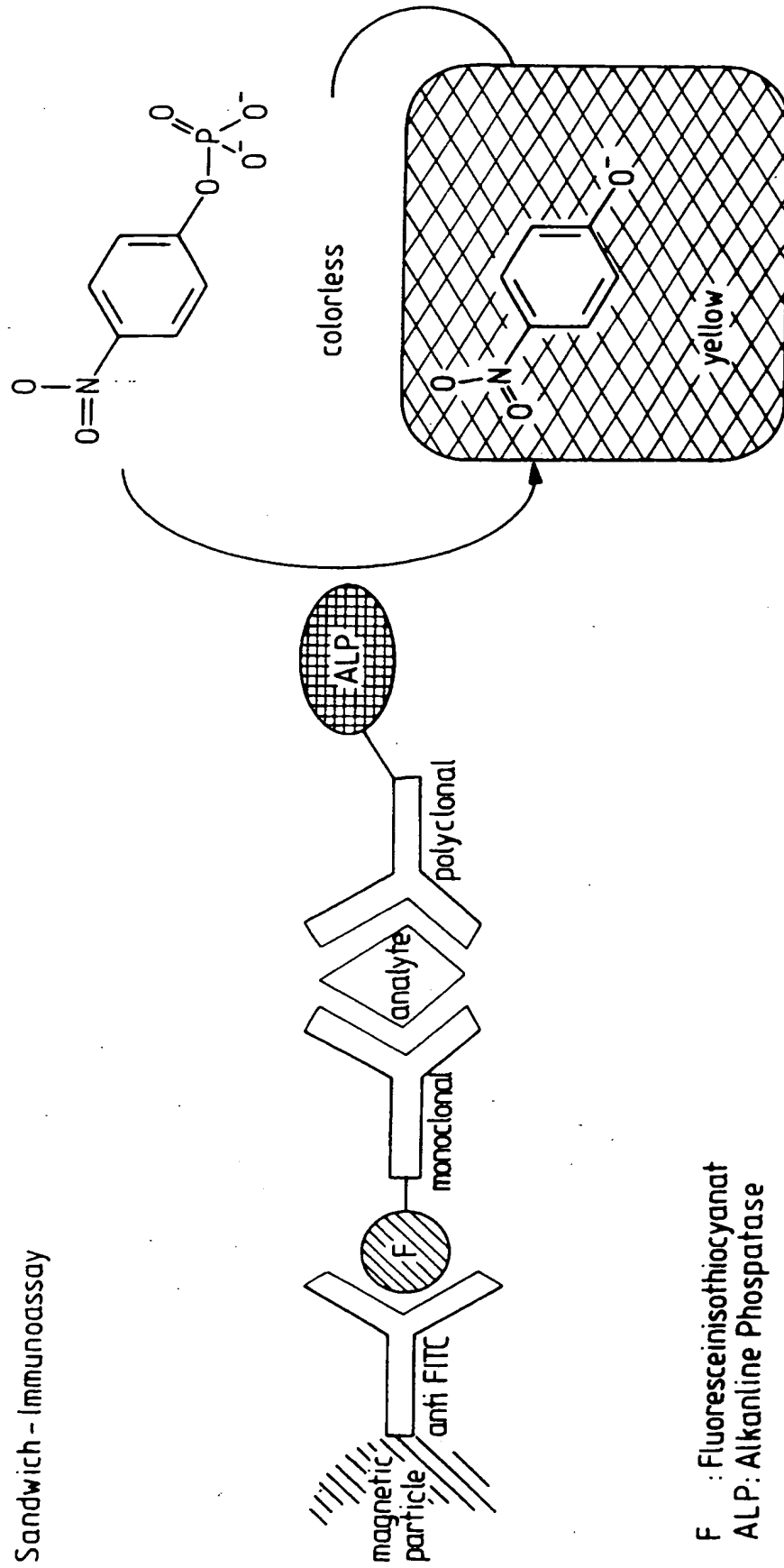
45

50

55

Fig. 1

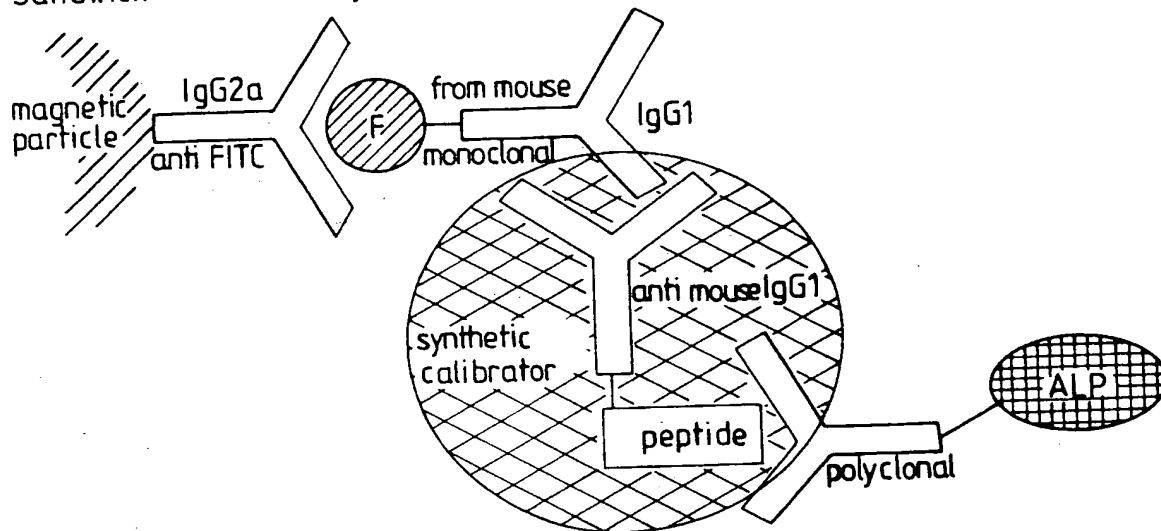
Sandwich - Immunoassay



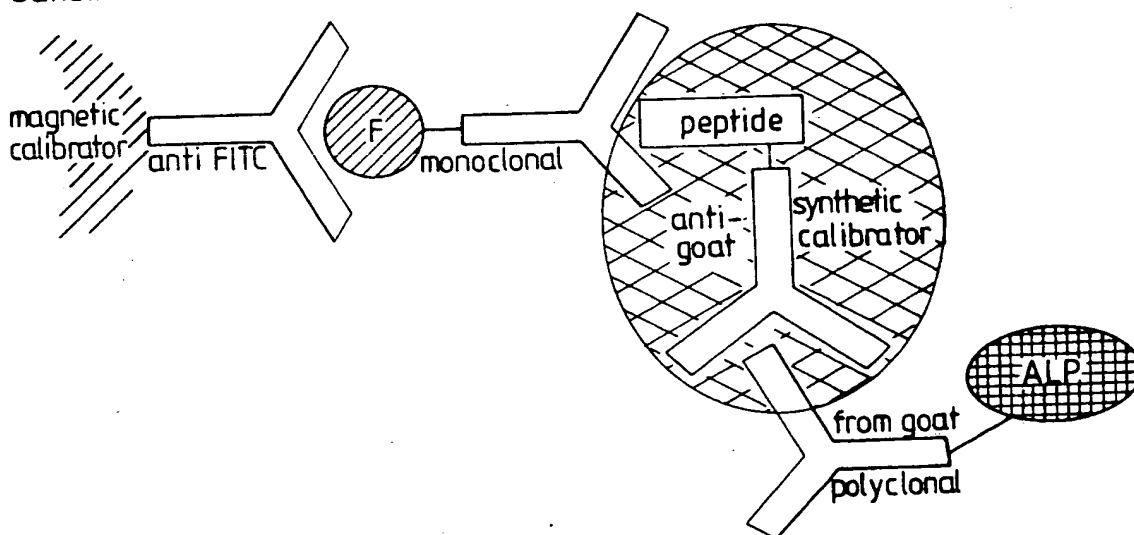
F : Fluorescein isothiocyanate
ALP: Alkaline Phosphatase

Fig. 2a

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator

**Fig. 2b**

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator



(19)



Europäisches Patentamt

European Patent Office

Office européen des brevets



(11)

EP 0 780 687 A3

(12)

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(88) Veröffentlichungstag A3:
02.09.1998 Patentblatt 1998/36

(51) Int. Cl.⁶: G01N 33/68, G01N 33/543,
C07K 14/47, G01N 33/96

(43) Veröffentlichungstag A2:
25.06.1997 Patentblatt 1997/26

(21) Anmeldenummer: 96119774.6

(22) Anmeldetag: 10.12.1996

(84) Benannte Vertragsstaaten:
CH DE DK FI FR GB IT LI

(30) Priorität: 21.12.1995 DE 19548028

(71) Anmelder: BAYER AG
51368 Leverkusen (DE)

(72) Erfinder:

- Doth, Margit, Dr.
47800 Krefeld (DE)
- Petry, Christoph, Dr.
47800 Krefeld (DE)
- Petesch, Nicole, Dr
42115 Wuppertal (DE)

(54) Verfahren zur Herstellung eines synthetischen Kalibrators für Sandwich-Immunoassays

(57) Ein Konjugat bestehend aus einer Sequenz des Analyten und einem Antikörper gegen einen der im Test verwendeten Antikörper kann in wäßriger Lösung in genau bekannter Menge als stabiler Kalibrator in

einem Sandwich-Immunoassay zum Nachweis des Analyten eingesetzt werden.

Fig. 2a

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator

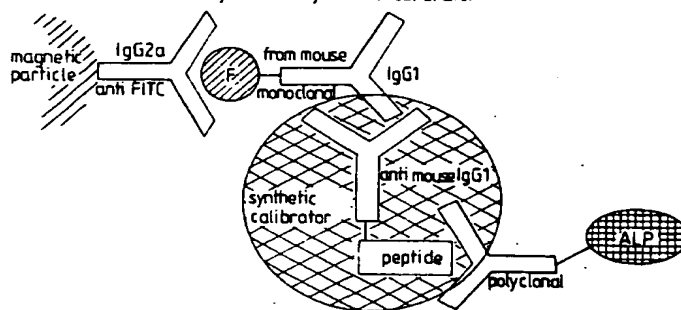
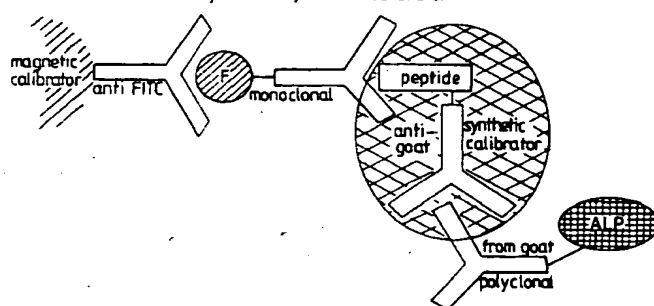


Fig. 2b

Sandwich-Immunoassay with a synthetic calibrator





Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung
EP 96 11 9774

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrifft Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.CI.6)
A	EP 0 650 053 A (BOEHRINGER MANNHEIM GMBH) 26. April 1995 * Seite 5, Zeile 18 - Zeile 41 *	1, 4-7, 10	G01N33/68 G01N33/543 C07K14/47 G01N33/96
A	WILLIAMS G: "NOVEL ANTIBODY REAGENTS: PRODUCTION AND POTENTIAL" TRENDS IN BIOTECHNOLOGY, Bd. 6, Nr. 2, Februar 1988, Seiten 36-39, 42, XP000009941 * Abbildung 3 *	1	
A	WO 94 27156 A (FORTRON BIOSCIENCE INC) 24. November 1994 * Seq Id No 2 * * Zusammenfassung *	9	
A	GB 2 275 774 A (PASTEUR SANOFI DIAGNOSTICS) 7. September 1994		
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.CI.6)
			C07K G01N
Recherchenort		Abschlußdatum der Recherche	
BERLIN		15. Juli 1998	
		Prüfer	
		Ceder, O	
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE			
<p>X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtschriftliche Offenbarung P : Zwischenliteratur</p>			
<p>T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E : älteres Patentedokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus anderen Gründen angeführtes Dokument & : Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument</p>			

EPO FORM 1503 03 82 (P4/C03)

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☐ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER: _____**

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

This Page Blank (uspto)